УДК 591.84:597.6

Е. И. Домашевская

## ПРОЛИФЕРАТИВНЫЕ СВОЙСТВА КЛЕТОК НАДКОСТНИЦЫ У АМФИБИЙ

В специальной литературе имеются немногочисленные общие сведения о развитии скелета длинных трубчатых костей у амфибий (Кащенко, 1896; Eggeling, 1911; Lubosch, 1928; Румянцев, 1958; Житников, 1980; Домашевская, 1984, 1989). При этом фактически отсутствует информация о пролиферативных потенциях клеток надкостницы, которая играет большую роль в аппозиционном росте кости. Для более полного выяснения особенностей роста и развития скелета у амфибий представляется важным изучение не только структуры надкостницы, но и пролиферативных потенций ее клеток.

Исследование проводили на личинках, масса которых составляла 4—5 г, и на одногодичных чесночницах (*Pelobates fuscus*). <sup>3</sup>Н-тимидин вводили внутрибрюшинно однократно в дозе 74 кБк/г живой массы с последующей фиксацией периоста с подлежащим слоем компакты бедренной кости в 10 %-м нейтральном формалине через 1; 24 и 48 ч (личинки) и через 1; 24 и 72 ч (лягушата).

На гистоавтографах с <sup>3</sup>Н-тимидином определяли (в %) отношение меченых клеток к общему числу клеток на условную единицу площади гистологического среза, а также интенсивность синтеза дезоксирибонуклеиновой кислоты по концентрации метки над ядром клетки (интенсивность мечения). Митотический индекс ядер вычислялся на 1000 клеток. Полученные данные обрабатывали методом вариационной статистики (Терентьев, Ростова, 1977).

В период развития личинки (стадия 46, 47, 49 по Н. В. Дабагяну) надкостница длинных трубчатых костей в зонах закладки кости диафиз, метафиз и «переходная зона» различна по толщине (количеству клеточных рядов) и функциональным проявлениям клеток. Так, у личинок (на стадии 46) надкостница начинает дифференцироваться в диафизарной зоне будущей кости в период, когда хрящевая закладка подготовлена к замещению. В самом глубоком слое перехондра еще до появления здесь костной манжетки клетки приобретают характерный вид остеобластов и начинают продуцировать фермент — щелочную фосфатазу. В это время у земноводных отмечается типичное для амфибий грибовидное разрастание хрящевого эпифиза, края которого далеко заходят на метафизы. Клетки надкостницы в «переходной зоне» (на границе перихондр — надкостница) расположены в 2-3 ряда, из которых внутренний слой состоит из остеобластов, а поверхностный — хондробластов. В концевом верхушечном отделе щели, куда край костной трубки не доходит, содержатся только хондробласты (рисунок, a).

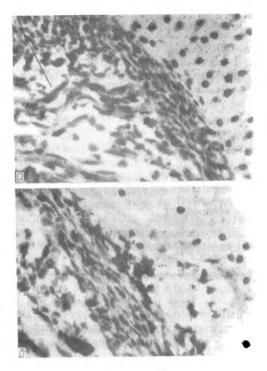
Уже через час после введения  $^3$ Н-тимидина индекс мечения клеток, как по слоям перихондра, так и по зонам хрящевой закладки кости, неодинаков (рисунок,  $\delta$ ): он, во-первых, значительно выше в озне диафиза закладки кости и, во-вторых, большой процент меченых ядер отмечается в его поверхностном слое. Следует обратить внимание на то, что и показатель митотического деления этих клеток выше (табл. 1).

Очевидно, суммарный показатель концентрации всех клеток надкостницы, как и фракции пометившихся в каждой зоне закладки кости, непосредственно связан с интенсивностью протекающего здесь перихондрально-периостального остеопластического процесса. Так как в метафизарной зоне прирост идет пока медленно, то здесь и сосредоточено на эквивалентной площади минимальное количество пролиферирующих клеток.

Примерно такая же картина распределения клеток в зоне метафиза сохраняется и спустя 24 ч после введения <sup>3</sup>Н-тимидина (личинки дости-

Гистоавтографы надкостницы бедренной кости личинки *P. fuscus* на стадии 47 (по Н. В. Дабагяну). Видны многочисленные меченые клетки надхрящницы (а) и надкостницы зоны диафиза (в) через 1 ч после внутрибрюшинного введения <sup>3</sup>Н-тимидина (Гемат.-903ин Делафильда; об. 40. ок. 7).

гают 47-й стадии развития), однако к этому времени весомо (почти в 2 раза) уменьшается интенсивность мечения клеток поверхностного слоя - свидетельство происшедшего за это время их деления (от 13 до 27 %). В это время перихондральная костная трубка в области диафаза приобретает несколько большие размеры по длине и массе. Если на предыдущей стадии зачаток костного диафиза выглядел на гистологическом срезе как тонкая (10-12 мкм) пластинка, то на стадии 47 толщина ее достигает 24 мкм, и в ней уже имеются единичные остеоциты.



Параллельно с этим следует отметить количественную прибавку меченых остеобластов (с 17 до 38 %) и незначительное количество меченых фибробластоподобных клеток. Однако если прибавка меченых остеобластов произошло за счет созревания как помеченных преостеобластов, так и деления самих остеобластов, то содержащие метку фибробластоподобные клетки распределяются в пределах своей же популяции поверхностного слоя.

Спустя 48 ч после введения <sup>3</sup>H-тимидина можно отметить следующее: 1) заметно прогрессирует фракция меченых клеток в глубоком слое (зона диафиза) при одновременном значимом снижении индекса мечения клеток поверхностного слоя, т. е. пополнение остеобластов, по-видимому, происходит за счет клеток поверхностного слоя периода; 2) часть меченых клеток метафиза разделилась повторно. Метка над ядрами некоторых клеток стала на уровне фона, и они не учитывались при подсчете.

Следовательно, сам собой напрашивается вывод о том, что интенсивность остеопластического процесса в растущей закладке кости в дан-

Таблица 1. Показатели пролиферации клеток в перихондре закладки бедренной кости личинки чесночницы

Клетки	Время после введения <sup>3</sup> Н-тимидина, ч							
	.1		24		48		Мито- тиче- ский	
	I	11	I	11	I	11	индекс	
Зона диафиза								
клетки глубокого слоя	17	$30,5\pm0,1$	38	$14,0\pm0,3$	49	$11,4\pm0,2$	0,4	
клетки поверхностного слоя	35	$20,0\pm0,2$	39	$17,3\pm0,4$	16	$8,9\pm0,5$	0,2	
Зона метафиза								
клетки глубокого слоя	15	$9,5\pm0,1$	8	$7,6\pm0,3$	4	$5,0\pm0,2$	0,1	
клетки поверхностного слоя	13	$25,0\pm0,3$	27	$7,6\pm0,3$ $11,0\pm0,4$	10	$8,5\pm0,2$	0,2	

Примечание. В табл. 1 и 2: I — индекс меченых ядер, %; II — интенсивность мечения ядер.

Таблица 2. Показатели пролиферации клеток в надкостнице бедренной кости чесночницы (возраст 1 год)

Клетки	Время после введения <sup>3</sup> Н-тимидина, ч						
	1		24		72		Мито- тиче- ский
	1	II	1	11	I	11	индекс
Зона диафиза							
остеобласт	_		2	$4,2\pm0,3$	3	$5,4\pm0,4$	_
преостеобласт	6	$7,7 \pm 0,5$	4	$6,2\pm0,2$	3	$9,4\pm0,3$	0,01
Зона метафиза							
остеобласт	5	$26,1\pm0,5$	9	$8,4\pm0,1$	4	$7,4\pm0,1$	0,01
преостеобласт	7	$40.9 \pm 0.4$	17	$6,6\pm0,9$	6	$4,9 \pm 0,7$	0,02
фибробластоподобные клетки	6	$12,4\pm0,6$	10	$7,3\pm0,1$	5	$4.8 \pm 0.5$	0,01
Переходная зона							
хондроцит	_	_	_		3	$8,5\pm0,3$	_
хондробласт	_	_	4	$6,5\pm0,7$	12	$6,3\pm0,1$	0,01
прехондробласт	8	$51,0\pm0,3$	18	$20,7\pm0,2$	6	$9,0\pm0,3$	0,02
фибробластоподобные клетки	19	$50.8 \pm 0.4$	2	$25,6\pm0,2$	5	$12,6\pm0,4$	0,03
преостеобласт	16	$60,6\pm0,4$	53	$22.2 \pm 0.8$	8	$8,5\pm0,3$	0,02
остеобласт	_	_	21	$6,1\pm0,7$	19	$4,6\pm0,4$	0,01

ный период онтогенеза тесно связана с количественной концентрацией остеогенных клеток и их пролиферирующих единиц в каждой конкретной зоне перихондра — периоста, что в конечном счете и скажется на росте скелетных звеньев в целом.

Для того чтобы удостовериться в возможности этого, мы поставили дополнительный опыт на одногодичных чесночницах при тех же режимах введения <sup>3</sup>Н-тимидина в организме. Перед началом изложения результатов данного исследования отметим, что у годичной лягушки диафизарная область бедренной кости уже полностью сформирована, ростовые процессы сохраняются еще в метафизах и значительно активно протекают в переходной зоне.

В отличие от надкостницы более ранних стадий развития личинок у лягушек на этой стадии онтогенеза остеобласты в периосте диафиза уже приобретают форму удлиненных клеток с плотным штриховидным ядром. Такой метаморфоз остеогенных клеток, по-видимому, связан с переходом надкостницы диафизарной зоны кости в состояние более зрелой тканевой дифференцировки, для которой удлиненная форма остеогенных клеток является обычной. Несмотря на изменение формы, их количество на равной протяженности периоста сохраняется в пределах 17—20 единиц на 250 мкм.

Естественно, возникает вопрос: каким путем пополняется состав остеогенных клеток в надкостнице, за счет каких источников?

При анализе полученных гистоавтографов оказалось, что спустя час после введения <sup>3</sup>H-тимидина в надкостнице диафиза отмечаются всего единичные (до 6 %) меченые клетки среди преостеобластов (табл. 2). В надкостнице зоны метафизов регистрируются меченые клетки всех видов зрелости (остеобласты, преостеобласты и фибробластоподобные клетки), однако их процент невысок (от 5 до 7 %). В то же время в «переходной зоне» индексы мечения ядер над этими видами клеток немного выше, а над преостеобластами и фибробластоподобными клетками индексы мечения ядер почти в 3 раза выше, чем в надкостнице зоны метафиза кости.

Через 24 ч после начала опыта в зоне диафиза по-прежнему регистрируются невысокие проценты меченых ядер над клетками — 2—4 %, в то время как над ядрами клеток метафиза и переходной зоны — значительно выше. Так, над прехондробластами индекс мечения ядер — 18 %, а над преостеобластами — 53 % (табл. 2). При этом отмечается снижение на половину интенсивности метки (с 60 до 22 зерен восстановленно-

го серебра), спустя 24 ч мы учли фактически популяцию поделившихся

ранее помеченных клеток.

В метаэпифизарных зонах под грибовидной муфтой эпифизарного хряща продолжает существовать периостально-перихондральный участок, в котором на границе с гиалиновым хрящом клетки такого тканевого образования дифференцируются в хондробласты, а на границе с костью и кровеносными сосудами — в остеобласты. Поверхностный слой надкостницы, как и на предыдущих стадиях, состоит из волокнистого каркаса с включенными клетками различного уровня дифференцировки — от фибробластоподобных до преостеобластов. Пополнение клеток в ней происходит преимущественно за счет менее дифференцированных состояний, и частично за счет функционально зрелых остеобластов. То есть, надкостница у земноводных здесь представлена единым слоем: включающим клетки различных стадий дифференцировки.

При анализе гистоавтографов через 72 ч в зоне диафиза кости в надкостнице отмечается по-прежнему невысокий индекс мечения ядер клеток (табл. 2). Среди ядер клеток надкостницы зоны метафизов индек-

сы мечения ядер также невысоки.

При этом над фибробластоподобными клетками отмечается (табл. 2) и разбавление метки, то есть имеет место, по-видимому, не только их деление, но и трансформация в другие ряды клеток, например, за их счет идет пополнение популяции преостеобластов. Понижение индексов мечения ядер наблюдается и над ядрами клеток переходной зоны, с одной стороны, за счет уменьшения прехондробластов мы имеем увеличение процента хондробластов, а с другой стороны — за счет ранее меченых преостеобластов — значительный еще процент меченых остеобластов (19 %).

Преостеобластические состояния, судя по всему, представляют собой основной клеточный фонд растущей надкостницы, так как фибробластоподобные формы пролиферируют (по радиоактивному индексу) в пределах 16—19 % (табл. 2). Картина гисторадиографии интересна не столько этими данными, сколько возможностью достоверно убедиться в гистогенетической преемственности разнодифференцированных клеток надкостницы. В самом деле, в течение суток можно отметить достовермое пополнение фракции меченых остеобластов за счет дифференцировки ранее пометившихся преостеобластов, что заметно по численной прибавке остеобластов с половинной интенсивностью метки, характерной для разделившихся преостеобластов. Однако даже в условиях кратковременного опыта заметна тенденция перехода небольшой доли помеченных клеток фибробластоподобных в слой преостеобластов. Тенденция доминирующего пролиферирования менее дифференцированных клеток для пополнения состава более дифференцированных клеток самого внутреннего слоя хорошо заметна еще в перихондре до начала периостального остеогенеза. В приводимой здесь табл. 1 наглядно выступает преобладающая экстенсивность мечения среди поверхностно расположенных клеток перихондра. Затем на последующих этапах наблюдения (через 24, 48 ч), когда свободно циркулирующего в организме  $^3 \mathrm{H}$ -тимидина уже нет. заметно прогрессирует фракция меченых клеток в глубоком слое при одновременном значимом снижении индекса мечения клеток поверхстного слоя. При этом следует отметить, что ключевой этап периостального остеогенеза всегда начинается с налаживанием остеогенной функции в клетках перихондра, поэтому структуру перихондра есть основания считать как исходную для дифференцировки в периост. Но совершенно ясным следует признать и то, что даже в сформированной зоне костного скелета (диафизе) клетки надкостницы в какой-то мере сохраняют пролиферативные свойства, возможно, необходимые не столько для роста кости, сколько для ее адаптивного ремоделирования и физиологической регенерации.

В специальной литературе нет данных о пролиферативных свойст-

вах клеток надкостницы у земноводных. Такие сведения получены методом авторадиографии с меченым предшественником ДНК — <sup>3</sup>H-тимилином для млекопитающих (Owen, 1963; Топпа, 1965; Мажуга, Хрисанфова, 1985; Родионова, 1989). В этих работах отмечается низкая пролиферативная активность клеток поверхностного слоя надкостницы у крысы.

Полученные нами данные согласуются с предположением других авторов (Левикова, 1950; Prichard, 1952; Burger et al. 1986), допускающих возможное участие клеток поверхностного слоя надкостницы в пополнении его остеогенных клеток и в какой-то мере дополняют имеющиеся в специальной литературе данные о свойствах пролиферации клеток надкостницы у других позвоночных.

Дабагян Н. В., Слепцова Л. А. Таблица нормального развития травяной лягушки Rana temporaria // Объекты биологии развития. — М.: Наука, 1975. — С. 442—463.

Домашевская Е. И. Особенности строения надкостницы у некоторых позвоночных // Вестн. зоологии.— 1984.— № 4.— С. 21—34.

Домашевская Е. И. Особенности строения надкостницы у безхвостых амфибий // Там же.— 1982.— № 2.— С. 42—46.

Житников А. Я. Морфология хондрогенеза и кинетика репродукции хондроцитов при развитии хрящевого скелета // Докл. АН УССР. Сер. Б.— 1980.— № 7.— С. 69—74. Кащенко Н. Ф. Что такое мезенхима? // Изв. Томск. ун-та.— 1896.— № 10.— С. 1—24. Левикова В. П. Наблюдения над экспериментальным остеогенезом у кролика // Докл.

АН СССР.— 1950.— 71, № 1.— С. 149—152. Мажура П. М., Хрисанфова Е. Н. Очерки эволюции человека.— Киев: Наук. думка, 1985.-- 136 c.

Родионова Н. В. Функциональная морфология клеток в остеогенезе. — Киев: Наук. думка, 1989.— 185 с.

Румянцев А. В. Опыт исследования эволюции хрящевой и костной тканей.— М.: Меди-

цина, 1958.— 439 с.

Burger B. H., Boonekamp P. M., Niyweide P. J. Osteoblast and osteoclast precursors in primary cultures of calverial bone cells // J. Anat. Rec.— 1986.— 214, N 1.— P. 32—40. Owen M. Cell population kinetics of an osteogenic tissue // J. Cell Biol. 1963. 19, N 1.

P. 19-32.

Prichard J. A Cytological and histochemical study of bone and cartilage formation in the rat // J. Anat.— 1952.— 86.— P. 220—237.

Tonna E. A. The cellular complement of the skeletal system studied thymidine (3H TDR) during growth and aging // J. Biophys. Biochem. Cytol. — 1961. — 9. — P. 813—824.

Институт зоологии им. И. И. Шмальгаузена АН УССР (Киев) Получено 12.07.89

УДК 591.471.4:591.2:[599.73+599.74]

П. Н. Кораблев, Р. И. Лихотоп

## ОБ АСИММЕТРИИ ЧЕРЕПА МЛЕКОПИТАЮЩИХ

Число работ, в которых рассматривается феномен асимметрии черепа, невелико, почти все они посвящены анализу флуктуирующей асимметрии (Захаров и др., 1984; Александров и др., 1985; Захаров, 1987 и др.). Некоторые авторы приводят примеры общей асимметрии черепа, возникшей в естественных условиях (Dolgov, Rossolimo, 1964; Buchalczuk et al., 1981) или полученной экспериментальным путем при удалении мышц (Washburn, 1947 из Dolgov, Rossolimo, 1964: Никитюк, 1983). Врожденному нскривлению черепа влево или вправо посвящено несколько строк в описании аномалий черепа диких животных у Х. С. Горегляда (1971). Это явление известно также и для человека (Сперанский, Зайченко, 1980). А. Г. Козинцев (1988) при работе с большиой серией черепов человека (около 4 тыс. черепов, относящихся к 65 этническим группам) в 10,6 % случаев выявил следы правосторонней или левосторонней затылочной деформации, причем в некоторых выборках она составляла 50 %.